明細、書

生体分子の検出方法及びそれに用いる標識色素並びに標識キット

5 技術分野

本発明は、蛍光色素を用いる、核酸、タンパク質、ペプチド類、そして糖類等の生体分子の検出方法及びその検出方法に用いる標識色素並びに標識キットに関する。

10 背景技術

15

20

25

30

現在、世界的に特定遺伝子解析技術、遺伝子治療、テーラーメイド医療を目的としたポストゲノム研究が盛んに行われている。遺伝子解析技術としては、例えば、DNAマイクロアレイを用いたDNAの検出方法が用いられている。この検出方法によれば、多種類の遺伝子発現、機能性、変異等の同時解析を簡便かつ迅速に行うことができる。

DNAマイクロアレイを用いた検出方法は、多数のDNA又はオリゴヌクレオチドの配列(プローブ核酸)を、ガラス又はシリコン等の基板上にスポット固定した DNAチップを用いる。基板上に固定したプローブ核酸と、標識した試料RNA(標的核酸)とのハイブリダイゼーションによりプローブ核酸と相補的な塩基配列を有する標的核酸が選択的にプローブ核酸と結合する。そしてマイクロアレイを乾燥後、標識された標的核酸の蛍光強度を測定する。

標識には、蛍光色素が広く使用されており、高い蛍光強度を有すること、乾燥状態(固体状態)でも発光すること、そして水溶性を有することなどが要求されている。蛍光色素としては、例えば、Cy3やCy5が使用されている(例えば、

- Science 283,1,January,1999,83-87を参照されたい)。

発明の開示

しかしながら、Cy3やCy5は、高い蛍光強度を有し、固体状態でも発光する利点を有するが、非常に高価であるため、検出方法が高コストにならざるを得ない。また、試料RNA中への取り込み率が低く、試料RNAに対して十分な標識ができないため検出感度が十分でないという問題もある。これに対し、Cy3やCy5に代わる蛍光色素が見出されていないのが現状である。

そこで、本発明は、上記課題を解決し、より低コストで高感度の生体分子の検 出方法を提供することを目的とした。

本発明者は、Cy3やCy5に代わる蛍光色素を探索する過程において、有機EL素子に使用されている有機EL色素が、生体分子の標識として用いた場合、高い蛍光強度を有することを見出して本発明を完成させたものである。

5

15

20

25

30

すなわち、本発明の一態様に係る生体分子の検出方法は、生体分子試料と有機 EL色素とを反応させ、該有機EL色素で標識された該生体分子試料の蛍光を測定す ることを特徴とする。

10 ここで、本発明において生体分子とは、生体中に存在する分子種を意味し、生体の構造を構築するためのもの、エネルギーの生産・変換に関与するもの、そして生体情報をつかさどるものが含まれる。具体的には、核酸、タンパク質、糖類、脂質、ペプチド類、ヌクレオチド、代謝中間体や代謝酵素系、ホルモン、そして神経伝達物質等が含まれる。

また、有機EL色素と生体分子との間に、アミド結合、イミド結合、ウレタン結合、エステル結合又はグアニジン結合を形成させることができる。また、生体分子と反応させるに先立って、上記有機EL色素に、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種の反応性基を導入することができる。また、生体分子試料に、核酸、タンパク質、ペプチド類、そして糖類からなる群から選択されたいずれか1種を用いることができる。

本発明の別の態様に係る生体分子の検出方法は、共役系を有し、1種以上のヘテロ原子、セレン原子又はボロン原子を含む5員環化合物、を含む標識色素を用いて生体分子試料を標識し、その標識された生体分子試料の蛍光を測定することを特徴とする。

また、その5員環化合物と共役系を有する6員環化合物とから成る縮合多環化合物を用いることもできる。さらに、その5員環化合物には、アゾール誘導体又はイミダゾール誘導体を用いることができる。また、上記生体分子と反応させるに先立って、有機EL色素に、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種の官能基を導入することができる。

また、本発明の別の態様に係る標識色素は、蛍光測定による生体分子の検出に

用いる標識色素であって、生体分子と結合する反応性基を有する有機EL色素から成ることを特徴とする。その反応性基としては、カルボン酸基、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種の官能基を用いることができる。また、有機EL色素には、共役系を有する5員環化合物を含む化合物であって、その5員環化合物が1種以上のヘテロ原子、セレン原子又はボロン原子を含む化合物を用いることができる。さらに、その5員環化合物と井役系を有する6員環化合物とから成る縮合多環化合物を用いることもできる。さらに、その5員環化合物には、アゾール誘導体又はイミダゾール誘導体を用いることができる。

5

10

15

20

25

30

また、本発明の別の態様に係る生体分子用標識キットは、生体分子を標識する有機LL色素を含むことを特徴とする。生体分子には、核酸、タンパク質、ペプチド類、そして糖類からなる群から選択されたいずれか1種を用いることができる。その反応性基としては、カルボン酸基、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種の官能基を用いることができる。また、有機LL色素には、共役系を有する5員環化合物を含む化合物であって、その5員環化合物が1種以上のヘテロ原子、セレン原子又はボロン原子を含む化合物を用いることができる。さらに、その5員環化合物と共役系を有する6員環化合物とから成る縮合多環化合物を用いることもできる。さらに、その5員環化合物には、アゾール誘導体又はイミダゾール誘導体を用いることができる。

例えば、DNAマイクロアレイのキットとして用いる場合、生体分子試料に核酸を用い、プローブ核酸をマイクロアレイに固定する一方、試料である標的核酸を有機EL色素と反応させて標識し、その標識された標的核酸をマイクロアレイにスポットしてハイブリダイゼーションを行うこともできる。また、アビジン(ストレプトアビジン)-ビオチン間の結合を応用し、この色素で修飾したアビジンを用いてELISA(酵素免疫測定法)やウェスタン・ブロットなどの生物学的アッセイキットとして用いることもできる。また、タンパクアレイのキットとして用いることもできる。また、タンパクアレイのキットとして用いることもできる。また、糖、タンパクなどの生体分子を効率よく標識できる事から、細胞を染色することも可能である。

本発明によれば、生体分子の標識色素として有機LL色素を用いることにより、 以下のような効果が得られる。 すなわち、有機EL色素は固体状態(固体及び半固体を含む)で高い量子収率を有しており高い蛍光強度を有している。さらに、有機EL色素はCy3やCy5に比べ安価であるので、より低コストで生体分子の検出を行うことができる。また、有機EL色素は生体分子とほぼ定量的に反応し、高い取り込み率を有しているので、高い検出感度を得ることができる。また、蛍光波長の選択の自由度が増加し、オレンジ、イエロー、グリーン、ブルーなど多くの蛍光波長を用いることができる。これにより、ストークスシフトの大きい(励起波長と蛍光波長の差が大きい)2種以上の蛍光色素を用いることが可能となるので、一つの試料中に含まれる複数の標的核酸を同時に検出することも可能となる。また、Cy3やCy5は冷凍保存する必要があるのに対し、有機EL色素は化学的に安定であり、常温での長期保存に耐えることができるので、取り扱いが容易である。

図面の簡単な説明

5

10

15

20

25

30

図1Aは、本発明の実施例1における、標識されたオリゴヌクレオチドのHPLCスペクトルの一例である。

図1Bは、本発明の実施例1における、標識されたオリゴヌクレオチドの目的物のUVスペクトルの一例である。

図2は、本発明の実施例1における、標識されたオリゴヌクレオチドのTOF MS スペクトルの一例である。

図 3 は、本発明の実施例 1 における、標識されたオリゴヌクレオチドの発光パターンの一例であり、(a)、(b)、(c)、(d)は、それぞれ110fmol、10fmol、1fmol、0.5fmolの結果を示す。

図4Aは、本発明の実施例2における、標識されたオリゴヌクレオチドのHPLCスペクトルの一例である。

図4Bは、本発明の実施例2における、標識されたオリゴヌクレオチドの目的 物のUVスペクトルの一例である。

図 5 は、本発明の実施例 2 における、標識されたオリゴヌクレオチドの発光パターンの一例であり、(a)、(b)、(c)、(d)、(e)は、それぞれ500fmol、250fmol、100fmol、50fmol、10fmolの結果を示す。

図6Aは、本発明の実施例3における、標識されたペプチドの精製前のHPLCスペクトルの一例である。

図6Bは、本発明の実施例3における、標識されたペプチドの精製後のHPLCス

ペクトルの一例である。

5

10

15

20

25

30

図7は、本発明の実施例3における、標識されたペプチドのTOF MSスペクトルの一例である。

図 8 は、本発明の実施例 3 における、標識されたペプチドの発光パターンの一例であり、(a)、(b)、(c)、(d)、(e)は、それぞれ10fmol、5fmol、1fmol、0.5fmol、0.1fmolの結果を示す。

図9Aは、本発明の実施例4における、標識されたタンパク質の標識前のTOF MSスペクトルの一例である。

図9Bは、本発明の実施例4における、標識されたタンパク質の標識後のTOF MSスペクトルの一例である。

図10は、本発明の実施例4における、標識されたタンパク質の発光パターンの一例である。

発明を実施するための最良の形態

以下、本発明の実施の形態について詳細に説明する。

本発明に用いる有機LL色素は、一対の陽極と陰極との間に固体状態で挟持され、陽極から注入された正孔と陰極から注入された電子とが再結合する際のエネルギーにより発光可能な色素であれば特に限定されない。例えば、テトラフェニルブタジエンやペリレン等の多環芳香族化合物、シクロペンタジエン誘導体、ジスチリルピラジン誘導体、アクリドン誘導体、キナクドリン誘導体、スチルベン誘導体、フェノチアジン誘導体、ピラジノピリジン誘導体、アゾール誘導体、イミダゾール誘導体、カルバゾール誘導体そしてテトラフェニルチオフェン誘導体等を用いることができる。さらに、分子内にカルボン酸基を有し、又はカルボン酸基を導入可能な色素であることが好ましい。以下に述べるように、生体分子と結合するための反応性基の導入を容易に行うことができるからである。

有機LL色素は、生体分子試料(以下、標的分子という)と結合するための反応性基を有することが好ましく、その反応性基には、標的分子のアミノ基、イミノ基、チオール基又はヒドロキシル基と反応可能な官能基を有するものが好ましい。有機LL色素と生体分子との間に、アミド結合、イミド結合、ウレタン結合、エステル結合、又はグアニジン結合を形成させることが好ましい。その官能基には、例えば、イソチオシアネート基、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化スルホニル基、塩化アシル基、ハロゲン化アルキル基、グリオキザル基、アルデヒ

ド基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基等を用いることができる。好ましくは、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種を用いることが好ましい。標的分子のアミノ基とアミド結合を形成することができ、また生体分子内のイミノ基に直接結合する事ができるからである。さらに好ましくはトリアジン基、カルボジイミド基又は活性エステル化したカルボニル基である。また、これらの有機配色素がカルボン酸基を有する場合、カルボジイミド誘導体、トリアジン誘導体の存在下で、生体分子中に存在するアミノ基およびイミノ基を直接修飾する事も可能である。更に、置換基を有しても良いトリアジン基、置換基を有しても良いカルボジイミド基を有する有機EL色素は、DNA塩基中のグアニン、チミンのイミノ基と直接反応するため、PCR法による色素の導入を行う必要が無く、ミスマッチ検出などへの応用が可能である。

5

10

15

20

25

例えば、活性エステル化したカルボニル基には、Nーヒドロキシースクシンイミドエステルやマレイミドエステルを用いることができる。Nーヒドロキシースクシンイミドを用いることにより、以下のスキーム1の式Iに示すように、縮合剤としてDCCを用いることによりNーヒドロキシースクシンイミドエステル体を経由してアミド結合によりEL色素と標的分子が結合する。また、スキーム1の式IIに示すように、活性エステル化したカルボニル基には、トリアジン誘導体を用いることもできる。また、カルボジイミド基には、N,N'-ジシクロヘキシルカルボジイミド(DCC)や1-シクロヘキシル-3-(2-モルホリノエチル)カルボジイミド等のカルボジイミド試薬を用いることができる。カルボジイミド体を経由してアミド結合によりEL色素と標的分子を結合させることができる(式III)。また、分子内に予めカルボジイミド基、トリアジン基を導入したEL色素を、生体分子内のアミノ基、イミノ基に対して直接結合させる事もできる(式IV)。

さらに、有機EL色素の置換基を変えることにより、励起波長及び発光波長を変化させることができるので、多色化により多種類の試料の同時検出を行うこともできる。

【化1】

スキーム1.

5

10

なお、標的分子がDNAの場合にはオリゴDNA末端に修飾されたアミノ残基と、タンパク質の場合にはアミノ残基と、ペプチド類の場合にはポリペプチドのアミノ基と、例えばポリリシン誘導体のアミノ残基と、そして糖類の場合には多糖類誘導体骨格内のアミノ基と反応性基を結合させることができる。

本発明の検出方法に用いる好ましい有機EL色素は、共役系を有する5員環化合物を含む化合物であって、その5員環化合物が1種以上のヘテロ原子、セレン原子又はボロン原子を含むものを挙げることができる。さらに、詳しくは共役系を有する5員環化合物から成る単環化合物と、その5員環化合物と共役系を有する6員環化合物から成る縮合多環化合物を挙げることができる。固体状態であっても、量子収率が大きく、強い蛍光を示すからである。

以下に、縮合多環化合物の具体例について説明する。

(モノアゾール誘導体1)

【化2】

$$R_1$$
 R_2
 R_4
 $N-R_5$
 R_3
 R_6

$$R_1$$

$$R_2$$

$$R_4$$

$$N-R_5$$

$$R_7$$

$$R_3$$

$$R_6$$

ここで、式中、 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 、 R_6 、 R_7 は、それぞれ独立に、水素原子、ハロゲン原子、ヒドロキシル基、シアノ基、あるいはスルホニル基などの置換基を有しても良い芳香族炭化水素基又は炭化水素基又は複素環基又はヘテロ原子を環内に含む芳香族基を示す。 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 、 R_6 、 R_7 は同じでも異なっていてもよい。なお、以下の一般式においても、特に断らない限り同様である。

(モノアゾール誘導体2)

【化3】

$$\begin{matrix} R_1 & R_2 & R_7 & R_4 \\ \hline & & & N-R_5 \\ \hline & & & R_3 & R_8 & R_6 \end{matrix}$$

$$R_1$$

$$R_2$$

$$R_7$$

$$R_4$$

$$N-R_5$$

$$R_8$$

$$R_6$$

ここで、式中、R₈、R₉は、それぞれ、水素原子、ハロゲン原子、ヒドロキシル

5

基、シアノ基、スルホニル基などの置換基を有しても良い芳香族炭化水素基又は炭化水素基又は複素環基又はヘテロ原子を環内に含む芳香族基を示す。 R_8 、 R_9 は同じでも異なっていてもよい。なお、以下の一般式においても、特に断らない限り同様である。また、nは1以上の整数、好ましくは $1\sim5$ であり、以下の一般式中でも同様である。

(ジアゾール誘導体1)

【化4】

5

$$R_1$$
 R_2
 R_4
 N
 N
 N
 N
 N

$$R_1 \longrightarrow R_2 \qquad R_4 \\ R_7 \longrightarrow N - R_5$$

(ジアゾール誘導体2)

【化5】

$$R_1 \xrightarrow{R_2} R_7 \xrightarrow{R_4} N - R_5$$

$$R_3 \xrightarrow{R_8} R_8$$

(ジアゾール誘導体3)

【化6】

5

10

15

$$R_1$$
 R_2
 R_1
 R_2
 R_1
 R_2
 R_3
 R_4
 R_3

ここで、式中、 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 は、それぞれ独立に、水素原子、ハロゲン原子、ヒドロキシル基、シアノ基、あるいはスルホニル基などの置換基を有しても良い芳香族炭化水素基又は炭化水素基又は複素環基又はヘテロ原子を環内に含む芳香族基を示す。 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 、 R_6 、 R_7 は同じでも異なっていてもよい。 R_2 、 R_3 は、置換基を有しても良い芳香族炭化水素基を用いることが好ましく、その置換基には炭素数 1 から 4 のアルキル基やアルコキシ基、又は臭素原子を用いることが好ましい。さらに、アルキル基にはメチル基、アルコキシ基にはメトキシ基を用いることが好ましい。また、Xは、置換基を有しても良い窒素原子、硫黄原子、酸素原子、セレン原子又はボロン原子であり、特に断らない限り以下の一般式中でも同様である。

(ジアゾール誘導体4)

【化7】

(ジアゾール誘導体5)

【化8】

$$R_1$$
 R_2
 R_1
 R_2
 R_3
 R_4
 R_3

ここで、N→Oは、窒素原子が酸素原子に配位結合している状態を示す。

(ジアゾール誘導体6)

【化9】

$$R_1$$
 R_2
 R_5
 N
 N
 N
 R_3
 R_6

(ジアゾール誘導体7)

【化10】

(ジアゾール誘導体8)

【化11-1】

5

$$R_{6}$$
 R_{2}
 R_{8}
 R_{11}
 R_{11}
 R_{11}
 R_{2}
 R_{6}
 R_{2}
 R_{3}
 R_{7}
 R_{11}
 R_{11}
 R_{11}
 R_{11}
 R_{11}
 R_{12}
 R_{13}
 R_{14}
 R_{15}
 R_{15}

【化11-2】

5

ここで、式中、 R_{10} 、 R_{11} は、それぞれ、水素原子、ハロゲン原子、ヒドロキシル基、シアノ基、あるいはスルホニル基などの置換基を有しても良い芳香族炭化水素基又は炭化水素基又は複素環基又はヘテロ原子を環内に含む芳香族基を示す。 R_{10} 、 R_{11} は同じでも異なっていてもよい。また、 R_{12} は、置換基を有してもよいオレフィン基又はパラフィン基であり、nは1から3の整数、好ましくは1である。なお、以下の一般式においても、特に断らない限り同様である。

(ジアゾール誘導体9)

【化12-1]

【化12-2】

5

上記のジアゾール誘導体ではあれば特に限定されないが、以下の一般式で表されるオキサジアゾロピリジン誘導体を好適に用いることができる。

【化13】

$$R_1$$
 R_2

オキサゾロピリジン誘導体は、そのカルボン酸誘導体を合成後、例えば、以下のスキーム2に示す反応により、N,N'-ジシクロヘキシルカルボジイミド (DCC) を縮合剤として用い、N-ヒドロキシースクシンイミドエステルを含む活性エステル体へ誘導したものを用いることができる。

【化14】

5 .

スキーム2.

(トリアゾール誘導体1)

【化15】

$$R_1$$
 R_2
 R_1
 N
 N
 N
 N

$$R_1$$
 R_2
 H
 N
 N
 R_7
 R_3

(トリアゾール誘導体2)

【化16】

5

$$\begin{matrix} R_1 & R_2 & R_7 & H \\ & & & N & N \end{matrix}$$

$$R_1$$
 R_2
 R_7
 R_9
 R_3
 R_8

5員環化合物として、チオフェン基を含む以下の誘導体を用いることもできる。

(チオフェン誘導体1)

【化17】

$$R_1$$
 R_2
 R_4
 R_5
 R_6

$$R_1$$
 R_2
 R_4
 R_7
 R_3
 R_6

(チオフェン誘導体2)

【化18】

$$\begin{matrix} R_1 & R_2 & R_7 & R_4 \\ \hline & & & & \\ N & & & & \\ R_3 & & R_8 & & R_6 \end{matrix}$$

(チオフェン誘導体3)

5

また、チオフェン誘導体の場合、非縮合系の化合物であり、以下の一般式で示される2,3,4,5-テトラフェニルチオフェン誘導体を用いることもできる。

【化19】

$$R_{12}$$
 R_{13}
 R_{14}
 R_{14}
 R_{14}

ここで、式中、 R_{12} , R_{13} , R_{14} はそれぞれ独立に、水素原子、直鎖、分岐または環状のアルキル基、置換または未置換のアリール基、あるいは置換または未置換のアラルキル基を表し、 Ar_1 および Ar_2 は置換または未置換のアリール基を表し、さらに、 Ar_1 と Ar_2 は結合している窒素原子と共に含窒素複素環を形成してもよい。また、 Y_1 および Y_2 は水素原子、ハロゲン原子、直鎖、分岐または環状のアルキル基、直鎖、分岐または環状のアルコキシ基、置換または未置換のアリール基、置換または未置換のアラルキル基、あるいは置換または未置換のアミノ基を表す。(チオフェン誘導体 4)

また、以下の一般式で示される2,3,4,5-テトラフェニルチオフェン誘導体を用いることもできる。

【化20】

5.

10

15

$$Ar_4$$
 Ar_5
 Ar_6
 Ar_1
 Ar_2

ここで、式中、 $Ar_1 \sim Ar_6$ はそれぞれ独立に、置換または未置換のアリール基を表し、さらに、 $Ar_1 \geq Ar_2$ 、 $Ar_3 \geq Ar_4$ および $Ar_5 \geq Ar_6$ は結合している窒素原子と共に含窒素複素環を形成していても良い。

また、5員環化合物にイミダゾールを用い、以下の一般式で示すイミダゾール 誘導体を用いることもできる。

(イミダゾール誘導体1)

【化21】

$$R_1$$
 R_2
 H
 N
 R_4
 R_3

【化22】

5

$$R_1$$
 R_2
 R_6
 R_6
 R_7
 R_4

$$R_1$$
 R_2
 R_3
 R_4
 R_5
 R_3

(イミダゾール誘導体3)

【化23-1】

【化23-2]

$$R_{4} \xrightarrow{N} R_{7} R_{3} \xrightarrow{R_{1}} R_{1} \xrightarrow{N} R_{4}$$

$$R_{4} \xrightarrow{N} R_{7} R_{3} \xrightarrow{R_{1}} R_{1} \xrightarrow{N} R_{4}$$

$$R_{4} \xrightarrow{N} R_{7} R_{3} \xrightarrow{N} R_{1} \xrightarrow{N} R_{4}$$

ここで、イミダゾール骨格は中央のベンゼン環 R_8 , R_9 , R_{10} , R_{11} の任意の位置に複数ユニットが結合していても良い。また、 R_{12} は、置換基を有してもよい

オレフィン基又はパラフィン基であり、nは1から3の整数、好ましくは1である。

(カルバゾール誘導体)

また、以下の一般式で示されるカルバゾール誘導体を用いることもできる。

【化24】

5

10

15

20

$$R_1$$
 R_2
 R_2

また、共役系を有する5員環化合物であって、1種以上のヘテロ原子、セレン原子又はボロン原子を含む単環化合物を用いることもできる。特に限定されないが、例えば、以下の一般式で表されるアゾール誘導体を用いることができる。

【化25】

$$R_1$$
 N
 R_4
 R_5

ここで、式中、 R_1 、 R_4 、 R_5 は、それぞれ独立に、水素原子、ハロゲン原子、ヒドロキシル基、シアノ基、あるいはスルホニル基などの置換基を有しても良い 芳香族炭化水素基又は炭化水素基又は複素環基又はヘテロ原子を環内に含む芳香族基を示す。 R_1 、 R_4 、 R_5 は同じでも異なっていてもよい。

本発明の検出方法は、標識された固体あるいは半固体状態の生体分子の蛍光を 測定する検出方法であれば、あらゆる検出方法に適用することができる。例えば、 DNAマイクロアレイを用いる遺伝子解析に用いる場合、以下の手順で行うことが できる。

基板に固定するプローブ核酸には、遺伝子の発現を調べる場合、cDNA等をcDNAのライブラリー、ゲノムのライブラリー又は全ゲノムをテンプレートとしてPCR 法により増幅して調製したものを用いることができる。また、遺伝子の変異等を調べる場合、標準となる既知の配列をもとにして、変異等に対応する種々のオリゴヌクレオチドを合成したものを用いることができる。

プローブ核酸の基板上への固定は、核酸の種類や基板の種類に応じて適当な方

法を選択することができる。例えば、DNAの荷電を利用し、ポリリシン等の陽イオンで表面処理した基板に静電結合させる方法を用いることもできる。

一方、標的核酸と有機EL色素を混合して反応させることにより、有機EL色素により標識された標的核酸を調製する。反応温度は室温~60℃、反応時間は2~48時間で行うことが好ましい。

5

10

15

20

25

30

次いで、標識された標的核酸を基板上にスポットし、ハイブリダイゼーションを行う。ハイブリダイゼーションは、室温~70℃、そして2~48時間の範囲で行うことが好ましい。ハイブリダイゼーションにより、プローブ核酸と相補的な塩基配列を有する標的核酸が選択的にプローブ核酸と結合する。その後、基板を洗浄して、室温で乾燥する。

次いで、乾燥した基板の表面の蛍光強度を蛍光レーザスキャナ法により測定する。蛍光強度により、遺伝子発現のレベルをモニタリングすることができる。

なお、上記のハイブリダイゼーションは、プローブ核酸を基板に固定する方法 について説明したが、予め有機EL色素で標識した標的核酸を基板に固定し、プロ ーブ核酸を基板上にスポットする方法を用いることもできる。

本発明の標識キットは、生体分子を標識する有機LL色素又はその誘導体を含むが、必要により色素を対象とする生体分子と反応させるための、試薬、酵素、溶媒等を含むことができる。対象とする生体分子は、核酸、タンパク質、ペプチド類、又は糖類である。また、有機LL色素は、生体分子のアミノ基と反応する官能基を有する誘導体であることが好ましく、その官能基を例示すると、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種であることが好ましい。さらに好ましくは、トリアジン基、カルボジイミド体又は活性エステル化したカルボニル基を含む活性エステル体を有機LL色素の誘導体として含むことが好ましい。

以下、実施例を用いてさらに詳細に本発明について説明する。 合成例 1.

有機EL色素として1, 2, 5,-オキサジアゾロ-[3, 4-c]ピリジン誘導体を用いた。 以下に、1, 2, 5,-オキサジアゾロ-[3, 4-c]ピリジンの活性エステル体(以下、 EL-OSuと略す。)の合成スキームを示す。 【化26】

スキーム3.

5

10

15

(1) ジケトン誘導体(2)の合成

500mL三ロフラスコに4-メトキシアセトフェノン(1)37.5 g(0.25 mol)、亜硝酸ナトリウム0.15 gを酢酸100 mLに溶解した。水浴中、 HNO_3 100 mLを酢酸100 mLに溶解したものを2時間かけて滴下した。その後、室温で2日間撹拌した。反応混合物を500mLの水にゆっくりと入れ、沈殿を生成させた。沈殿物は濾過し、クロロホルムに溶解した。クロロホルム相を飽和重曹水で洗浄し、10% NaC1 水溶液で2回洗浄した。 $MgSO_4$ で脱水した後、減圧下、クロロホルムを留去し、オキサジアゾール-N-オキサイド(2)を34.5 g(収率78%)で得た。

(2) ジケトン誘導体(3)の合成

500mL三ロフラスコにオキサジアゾール-N-オキサイド(2)17.7 g (0.05 mol)をアセトニトリル400 mLに溶解した。それにZn 12.0 g、AcOH 7 mL、 Ac_2O 20mLを添加した。水浴中で反応温度が30Cを超えないように冷却した。12時間撹拌して反応終点とした。反応混合物を濾過し、不溶分を除去した。アセトニトリルを減圧下留去して残渣を得た。残渣をクロロホルムで再結晶し、オキサジアゾール-

N-オキサイド(3)を10.2 g (収率60%)で得た。

(3) オキサゾロピリジンエチルエステル(4)の合成

500mL三ロフラスコでオキサジアゾール-N-オキサイド(3)15.6 g (0.046 mol) をブタノール300 mLに溶解した。そこへグリシンエチルエステル塩酸塩 32.0 g (0.23 mol)を添加した。24時間加熱還流を行った。ブタノールを減圧下留去し、残渣を得た。残渣を200mLのクロロホルムに溶解し、10% HC1、飽和NaHCO₃、10%NaC1で洗浄した。MgSO₄で乾燥し、溶媒を留去した。得られた残渣をクロロホルムで再結晶し、オキサジアゾロピリジンエチルエステル(4)を13.0 g (収率70%)で得た。

(4) オキサゾロピリジンエチルエステル(4)の加水分解

500mL三ロフラスコでオキサジアゾロピリジンエチルエステル(4) 3.0 g (0.007 mol)を200 mLのエタノールに溶解した。そこへKOH 0.62 g (0.01 mol)を添加した。5時間加熱環流を行った後、反応混合物を200 mLの水へ添加した。この水溶液に濃塩酸を滴下してpH 1に調整したところ沈殿が生じた。沈殿物を濾過し、クロロホルムに溶解した。クロロホルム相を10% NaHCO $_3$ 水溶液、水で洗浄した。クロロホルムを留去して残渣を得た。残渣を水-エタノール (1:1)で再結晶し、2.1 g (収率 81%)のオキサジアゾロピリジンカルボン酸(5)を得た。活性エステル(6)の合成

50 mL 三口フラスコでオキサジアゾロピリジンカルボン酸(5)1.0 g (0.0026 mol) とN-ヒドロキシスクシンイミド0.30 g (0.0026 mol)をDMF 20mLに溶解した。これにN, N-ジシクロヘキシルカルボジイミド 0.54 g (0.0026 mol)を30分かけて滴下した。滴下後、室温で30時間撹拌した。減圧下、DMFを留去した。残渣をシリカゲルカラムクロマトグラフィー(クロロホルム)で単離精製し、オキサジアゾロピリジン活性エステル体(6)を0.76 g (収率62%)得た。

25 合成例 2.

5

10

15

20

有機EL色素としてイミダゾロピリジンエチルエステル誘導体を用いた。以下に、イミダゾロピリジンエチルエステルの活性エステル体(以下、im-EL-OSuと略す。)の合成スキームを示す。

スキーム4.

5

10

15

20

(1) イミダゾロピリジンエチルエステル(1)の加水分解

500mL三ロフラスコでエステル体1 0.5 g (1.5 mmol)を50 mLのエタノールに溶解した。そこへKOH 0.12 g (2.1 mol)を添加した。5時間加熱環流を行った後、反応混合物を50 mLの水へ添加した。この水溶液に濃塩酸を滴下してpH 1に調整したところ沈殿が生じた。沈殿物を濾過し、クロロホルムに溶解した。クロロホルム相を10% Na HCO_3 水溶液、水で洗浄した。クロロホルムを留去して残渣を得た。残渣を水で再結晶し、0.3 g (収率 63%)のカルボン酸 2 を得た。

(2) 活性エステル(3)の合成

50 mL 三ロフラスコでカルボン酸誘導体2 0.2 g (0.6 mmo1) & N-ヒドロキシスクシンイミド0.07 g (0.6 mmo1) & DMF 10mLに溶解した。これにN, N-ジシクロヘキシルカルボジイミド 0.12 g (0.6 mmo1) & 30分かけて滴下した。滴下後、室温で30時間撹拌した。減圧下、DMFを留去した。残渣をシリカゲルカラムクロマトグラフィー(クロロホルム)で単離精製し、活性エステル体3& 0.14 g (収率55%) 得た。

実施例1.

〈オリゴヌクレオチドの色素標識及び検出(1)〉

1. オリゴヌクレオチドの色素標識

オリゴヌクレオチドの色素標識は、以下のスキーム4で行った。

【化28】

スキーム4.

(実験操作)

 H_2 N-dT $_2$ 0(40 mmol)を含むNa $_2$ CO $_3$ /NaHCO $_3$ buffer (pH 9.0)40 μ 1に、有機EL色素の活性エステル5.0 μ mol (2.4 mg)を含む無水 DMSO溶液12 μ 1を加えて室温で6時間振とうした。振とう後、全量が1mlになるように0.1M TEAA (triethylamine-acetic acid) buffer (pH7.0)を加え、NAP-10カラム (Parmacia SephadexG-25)を用いてオリゴヌクレオチドに由来する成分を分取した。その際、NAP-10カラムはあらかじめ0.1M TEAA buffer 15mlで平衡化させた後使用した。全量が1mlになるようにメスアップした試料をカラムに充填し、1mlの溶液が溶出した後、0.1M TEAA bufferを1.5mlチャージした。この直後からの溶出液1.5mlを分取した。この得られた溶液を一晩凍結乾燥し、滅菌蒸留水20 μ 1を加えて逆相HPLCにより分析した。HPLCにインジェクトした溶液は、40分の1に希釈して分析した。

(HPLC測定条件)

カラム: Lichrospher RP-18(Cica-MERCK) 流速: 1ml/min

検出波長:260nm 試料注入溶媒:超純水

溶離液A: 0.1M TEAA buffer(pH7.0), 10% CH3 CN溶液

溶離液B: 0.1M TEAA buffer(pH7.0), 40% CH3 CN溶液

表 1. HPLC測定のグラジエント条件

	0	30	35	40 (min)
Α	100	0	0	100 (%)
В	0	100	100	0 (%)

20

25

5

10

15.

標識されたオリゴヌクレオチドのHPLCスペクトルと目的物のUVスペクトルをそれぞれ図1Aと図1Bに示す。HPLCの結果、RT=30 min付近に目的物由来のピークが得られたと判断し、HPLC分取を行った。得られた目的物の同定は、MALDI TOF MASSにより行った。その結果を図2に示す。HPLCクロマトグラムのピーク面積から反応率を算出した結果、約90%であり、ほぼ定量的にEL色素の活性エステル(6)がオリゴDNAと反応した。

2. 標識されたオリゴヌクレオチドの検出

次に、以下の表 2 に示すように、標識されたオリゴヌクレオチドの濃度の異なる溶液を調製した。次いで、その溶液1nLをガラス基板上にスポット (5×5) した。スポット後、ガラス基板を乾燥した。

5 表 2.

溶液濃度 (µM)	標識されたオリゴヌクレオチド の相対濃度(fmol)
110	110
11	11
1	1
0.5	0. 5

次に、蛍光スキャナーでその検出限界を調べた。結果を図3に示す。(a)、(b)、(c)、(d)は、それぞれ110fmol、10fmol、1fmol、0.5fmolの結果を示す。

ここで、検出機器には、BIO-RAD モレキュラーイメージャー FX Proを用いた。レーザの波長は488 nm、スキャン間隔は50nmである。

(結果)

10

15

今回、検出に用いた励起光は488 nmのレーザ光であり、蛍光色素の励起波長は438 nmである。それにも拘わらず、標識されたオリゴヌクレオチドの相対濃度の検出限界は0.5 fmol (500 amol) であり高感度な検出が可能であった。また、DNAとの反応はほぼ定量的であり、反応時間も従来の24時間程度から6時間程度に短縮することが可能であった。さらに、このEL色素は安定であり、15日間、室温下で保存したEL色素を用いて再測定しても、同等の結果が得られた。実施例2.

〈オリゴヌクレオチドの色素標識及び検出(2)〉

20 1. オリゴヌクレオチドの色素標識

オリゴヌクレオチドの色素標識は、以下のスキーム4で行った。標識の条件は 実施例1の場合と同様である。イミダゾール誘導体の付加反応は速やかに且つほ ぼ定量的に進行した。 【化29】

スキーム5.

(HPLC測定条件) 5

カラム:Lichrospher RP-18(Cica-MERCK) 流速:1ml/min

検出波長:260nm

試料注入溶媒:超純水

溶離液A:0.1M TEAA buffer(pH7.0), 10% CH3 CN溶液

溶離液B: 0.1M TEAA buffer(pH7.0), 40% CH3 CN溶液

なお、HPLC測定のグラジエント条件は実施例1の場合と同様である。標識され 10 たオリゴヌクレオチドのHPLCスペクトルと目的物のUVスペクトルをそれぞれ図4 Aと図4Bに示す。HPLCの結果、RT=25 min付近に目的物由来のピークが得られ たと判断し、HPLC分取を行った。

> 次に、実施例と同様にして蛍光スキャナーでその検出限界を調べた。結果を図 5に示す。ここで、(a)、(b)、(c)、(d)、(e)はそれぞれ500 fmol, 250 fmol, 100 fmol, 50 fmol, 10 fmolにおける発光パターンを示す。

(結果)

15

20

標識されたオリゴヌクレオチドの相対濃度の検出限界は10fmolであり高感度な 検出が可能であった。また、オリゴヌクレオチドとEL色素との反応はほぼ定量的 であった。

実施例3.

〈ペプチド類の標識及び検出〉

- 1. Ac-Lys(EL)-Lys-Lys-Lys(Acr)-Lys-Lys-Lys(Acr)-Lys-Lys-NH。の合成
- (1) Ac-Lys(Mtt)-(Lys(Boc))₂-Lys(Acr)-(Lys(Boc))₂-Lys(Acr)-(Lys(Boc))₂-

Resinの合成 25

(実験操作)

リアクションベッセルにFmoc-NH-SAL Resin 0.15g(0.61mmo1/g)を入れ、カー トリッジ3, 6にFmoc-Lys(Acr)-OHを0.26gずつ、カートリッジ1, 2, 4, 5, 7, 8に

Fmoc-Lys(Boc)-OHを0.18gずつ、カートリッジ9にFmoc-Lys(Mtt)-OHを0.23g入れた。後は、Applied Biosystems社の431A peptide synthesizerを用いて合成を行った。Methodは、standard Fmoc法で行い、N末端はアセチル化した。黄色固体のペプチドレジンが得られ、収量は0.30gであった。

(2) Ac-Lys(Mtt)-(Lys(Boc))₂-Lys(Acr)-(Lys(Boc))₂-Lys(Acr)-(Lys(Boc))₂-ResinのMtt基の脱保護、ELの修飾及びレジンからの切り出し、及び側鎖の脱保護 (実験操作)

i) Mtt基の脱保護

5

10

15

30

スクリュー管に1で合成したペプチドレジン0.30g入れ、これに過剰のジクロロメタン (DCM) を加えて30分かけて膨潤させた後、過剰のDCMを窒素ガスで除いた。その後、DCM:TFA:TIPS (トリイソプロピルシラン) =94:1:5の混合溶液4m1を加えて2分攪拌し、窒素ガスで溶媒を除いた。この操作を5回繰り返した後、吸引濾過しDCM、トリエチルアミン、DCMで洗浄後、減圧乾燥させた。

ii) メトキシ型有機EL色素の修飾

減圧乾燥させたペプチドレジンにNMP 6mlを加えて30分間攪拌して膨潤させ、トリエチルアミン 0.15mlを加えて攪拌した。さらに、活性エステル (6) 0.2gを加えて室温で24時間攪拌した。その後吸引濾過し、NMP、DCMで洗浄して減圧乾燥させた。

iii) レジンからの切り出し及び側鎖の脱保護

20 減圧乾燥させたペプチドレジンにm-クレゾール 0.08ml、チオアニソール 0.48ml、 TFA 3.44mlを加えて室温で1時間半撹拌した。その後、吸引濾過しTFAで洗浄した。 TFAを減圧留去した後、氷浴中でエーテル15ml加えた。超音波処理後、しばらく 放置し、上澄み液を取り除いた。次に、氷浴中で酢酸エチル15mlを加えて、超音 波処理後、しばらく放置した。その後、吸引濾過しエーテルで洗浄後、減圧乾燥 させた。

黄橙色固体が得られ、収量は0.29gであった。図6Aと図6Bに、それぞれ生成物の精製前と精製後のHPLCスペクトルを示す。R. T. =12.5min付近のピークのサンプルについてTOF-Mass測定を行ったところEL色素とペプチドの複合体(EL-Peptide)の分子量: 2055.30に対応するピークが2057.33に観測され、目的物の生成を確認した。(Matrix: α -CHCA; 図7)

2. ペプチドの検出

実施例1と同様の方法により、ガラス基板上にスポットした標識ペプチドの検

出を行った。検出機器には、BIO-RAD モレキュラーイメージャー FX Proを用いた。レーザの波長は488 nm、スキャン間隔は50nmである。

(結果)

5

10

15

20

図8は標識されたペプチドの発光パターンであり、(a)、(b)、(c)、(d)、(e)は、それぞれ10fmol、5fmol、1fmol、0.5fmol、0.1fmolの結果を示す。標識されたペプチドの相対濃度の検出限界は0.1 fmol (100 amol) であり高感度な検出が可能であった。また、ペプチドとEL色素との反応はほぼ定量的であった。実施例4.

〈タンパク質の色素標識及び検出〉

1. タンパク質の色素標識

BSAのリジン残基のアミノ基と有機EL色素の活性エステルを反応させてアミド結合を形成させて、BSAの標識化を行った。具体的には、BSA(Bovine Serium Albumin) 4.0~mg (58 nmol)を含む炭酸buffer (pH9.0) $58~\mu$ 1に、有機EL色素の活性エステル(EL-OSu) 3.6~mg ($8.6~\mu$ mol)を含むDMSO溶液 $40~\mu$ 1加えて37℃で24時間振盪した。その後全量が1~mlになるように0.1~M TEAA buffer (pH7.0)を加え、NAP-10カラム (Parmacia SephadexG-25)を用いてBSAに由来する成分を分取し、分取した溶液を一晩凍結乾燥した。

MALDI TOF MSにより、有機EL色素を標識化したBSAの同定を行った。図9に示すように、標識化したBSA(図9B)は原料(図9A)に比べ、分子量が2200程増加しており、有機EL色素が約5個結合していることがわかった。

2. タンパク質の検出

(結果)

調製したBSAは、図10に示すように固体状態で蛍光を発した。このように有機EL色素活性エステルにより、タンパク質を標識化できることが明らかとなった。

請求の範囲

1. 生体分子試料と有機EL色素とを反応させ、該有機EL色素で標識された該生体分子試料の蛍光を測定する生体分子の検出方法。

5

2. 上記有機EL色素と上記生体分子との間に、アミド結合、イミド結合、ウレタン結合、エステル結合又はグアニジン結合を形成させる請求項1記載の検出方法。

10

3. 上記生体分子と反応させるに先立って、上記有機EL色素に、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種の反応性基を導入する請求項2記載の検出方法。

15

4. 上記生体分子試料に、核酸、タンパク質、ペプチド類、そして糖類からなる群から選択されたいずれか1種を用いる請求項1記載の検出方法。

20

5. 共役系を有し、1種以上のヘテロ原子、セレン原子又はボロン原子を含む5員環化合物、を含む標識色素を用いて生体分子試料を標識し、その標識された生体分子試料の蛍光を測定する生体分子の検出方法。

6. 上記標識色素が、上記5員環化合物と共役系を有する6員環化合物とから成る縮合多環化合物を含む請求項5記載の検出方法。

٥-

7. 上記5員環化合物が、アゾール誘導体又はイミダゾール誘導体である請求項5記載の検出方法。

25

8. 上記アゾール誘導体が、以下の一般式(1)又は(2)で示される化合物である請求項7記載の検出方法。

5

10

15

(式中、 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 は、それぞれ独立に、水素原子、ハロゲン原子、ヒドロキシル基、シアノ基、あるいはスルホニル基などの置換基を有してもよい芳香族炭化水素基又は炭化水素基又は複素環基又はヘテロ原子を環内に含む芳香族基を示し、Xは置換基を有していてもよい窒素原子又は硫黄原子又は酸素原子又はセレン原子を示す。)

9. 上記イミダゾール誘導体が、以下の一般式(3) 又は(4) で表される化合物である請求項7記載の検出方法。

(式中、 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 、 R_5 は、それぞれ、水素原子、ハロゲン原子、ヒドロキシル基、シアノ基、あるいはスルホニル基などの置換基を有しても良い芳香族炭化水素基又は炭化水素基又は複素環基又はヘテロ原子を環内に含む芳香族基を示し、 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 、 R_5 は同じでも異なっていてもよい。)

- 10. 上記生体分子と反応させるに先立って、上記有機EL色素に、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種の反応性基を導入する請求項5記載の検出方法。
 - 11. 蛍光測定による生体分子の検出に用いる標識色素であって、生体分子と結

合する反応性基を有する有機LL色素から成る標識色素。

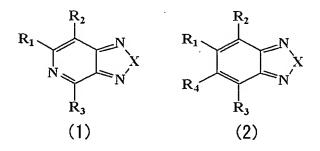
5

10

15

20

- 12. 上記反応性基が、カルボン酸基、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種である請求項12記載の標識色素。
- 13. 上記有機EL色素が、共役系を有する5員環化合物を含む化合物であって、該5員環化合物は1種以上のヘテロ原子、セレン原子又はボロン原子を含む請求項11記載の標識色素。
- 14. 上記有機EL色素が、上記5員環化合物と共役系を有する6員環化合物とから成る縮合多環化合物である請求項13記載の標識色素。
- 15. 上記アゾール誘導体が、以下の一般式(1)又は(2)で示される化合物である請求項14記載の検出方法。



(式中、 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 は、それぞれ独立に、水素原子、ハロゲン原子、ヒドロキシル基、シアノ基、あるいはスルホニル基などの置換基を有してもよい芳香族炭化水素基又は炭化水素基又は複素環基又はヘテロ原子を環内に含む芳香族基を示し、Xは置換基を有していてもよい窒素原子又は硫黄原子又は酸素原子又はセレン原子を示す。)

16. 上記イミダゾール誘導体が、以下の一般式(3) 又は(4) で表される化合物である請求項14記載の検出方法。

(式中、 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 、 R_5 は、それぞれ、水素原子、ハロゲン原子、ヒドロキシル基、シアノ基、あるいはスルホニル基などの置換基を有しても良い芳香族炭化水素基又は炭化水素基又は複素環基又はヘテロ原子を環内に含む芳香族基を示し、 R_1 、 R_2 、 R_3 、 R_4 、 R_5 は同じでも異なっていてもよい。)

17. 生体分子を標識する有機EL色素を含む生体分子用標識キット。

5

10

15

18. 上記有機EL色素が、カルボン酸基、イソシアネート基、エポキシ基、ハロゲン化アルキル基、トリアジン基、カルボジイミド基、そして活性エステル化したカルボニル基から選択されたいずれか1種の反応性基を有する請求項17記載の標識キット。

- 19. 上記有機LL色素が、共役系を有する5員環化合物を含む化合物であって、該5員環化合物は1種以上のヘテロ原子、セレン原子又はボロン原子を含む請求項17記載の標識キット。
- 20. 上記有機EL色素が、上記5員環化合物と共役系を有する6員環化合物とから成る縮合多環化合物である請求項17記載の標識キット。

要 約 書

生体高分子試料と有機EL色素とを反応させ、有機EL色素で標識された該生体高分子試料の蛍光を測定する。標識色素に有機EL色素を用いることにより、より低 コスト、かつ高感度に生体高分子を検出することができる。